科学研究費助成專業 研究成果報告書



平成 28 年 6 月 9 日現在

機関番号: 14603 研究種目: 挑戦的萌芽研究 研究期間: 2013~2015

課題番号: 25560404

研究課題名(和文)第2世代ケージド化合物による新規細胞セレクション法の開発

研究課題名(英文)Development of the Second Generation of Caged Compounds toward to New Cell Sorters

研究代表者

垣内 喜代三 (Kakiuchi, Kiyomi)

奈良先端科学技術大学院大学・物質創成科学研究科・教授

研究者番号:60152592

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 3,000,000円

研究成果の概要(和文): 本研究では、代表者らが開発した、光照射時に蛍光を発する化合物に変換される光分解性化合物を用いた、新たなケ

ージド化合物の創成を目指した。 ホタルルシフェリンをモデル化合物とし、水溶液中での光分解反応を検討したところ、光照射時間依存的にホタルルシフェリンが元の形で再生することが確認された。一方、細胞内での光分解反応では、細胞内酵素により、光分解性化合物とルシフェリン間の結合が分解されてしまった。モデル化合物を核酸の一種であるチミジンに変更し、さらに細胞内酵素で解離しない結合様式で光分解性化合物を導入したところ、チミジンの再生が確認され、さらに、アンチセンス分子への展開にも成功した。

研究成果の概要(英文):

In this research, we tried to apply our novel photolabile protecting group to caged compounds. A firefly luciferin was selected as a target bioactive compound, and we examined the Photodeprotection reaction of the synthesized caged firefly luciferin in water. After photoirradiation, the original firefly luciferin was released from caged compounds with increasing the irradiation time. In in vivo experiment, however, the enzyme in the cell dissociates the chemical bond (ester bond) between a firefly luciferin and a photolabile protecting group. Next, we selected thymidine as a new target compound, and synthesized caged thymidine with ether bond to suppress the bond dissociation by the enzyme. After photoirradiation to the synthesized caged thymidine, we confirmed the regeneration of thymidine. In addition, we applied caged thymidine to the caged antisense oligomer. This caged antisense oligomer enabled to recover the original function as antisense oligomer after photoirradiation.

研究分野: 光生物化学

キーワード: ケージド化合物 ホタルルシフェリン ルシフェリン - ルシフェラーゼ反応 チオクロモン 蛍光 核酸 アンチセンス分子 アンケージング

1.研究開始当初の背景

生命現象を詳細に解明するためには、複数 の分子が協調して働くネットワークを壊す ことなく、そのままの状態で理解する研究手 法が必要不可欠である。つまり、生命現象を 担う分子であるタンパク質やシグナル分子 の機能を、本来働くべき時期と場所で精密に 制御することが望まれている。これを可能に する手法の一つにケージド化合物がある。ケ ージド化合物とは、生理活性分子に光分解性 化合物を導入することで、その分子構造を変 化させることにより、一時的に自身が持つ生 理活性を失わせた化合物のことを指す。ケー ジド化合物に光照射を行うと、導入した光分 解性化合物が除去され、その結果、元の生理 活性分子を元の形で放出することが可能と なる。このことにより、ターゲットである生 理活性分子が関与するより直接的かつ精密 な時間・空間情報が得られるので、細胞内外 での生命現象の解明に有用な手法となりう る。ケージド化合物に用いられる光分解性保 護基として、これまでにニトロベンジル系や クマリン系などが報告されているが、光吸収 性や光分解性などにまだまだ大いに改良の 余地が残されていた。さらに、これらの保護 基を利用したケージド化合物に対して光照 射を行っても、どれだけの生理活性分子が放 出されたかを細胞内で定量的に評価する手 法は確立されていなかった。加えて、これら の光分解性化合物に蛍光特性を付与する等 のさらなる高機能化に関する研究は全く行 われていなかった。

一方、研究代表者らは、新規な光分解性化合物の開発を行い、これまでにフェニルチオクロモン類が優れた光分解能を有していることを見出してきた (Chem. Commun. 2008, 2103; Synlett, 2012, 23, 367)。この光分解性化合物は、光照射を行うことで、対応するアルコール、アミン、カルボン酸及びリン酸をほぼ定量的に放出することが可能である。さらに、光照射前はほとんど蛍光を示さないのに対し、光照射後にはチオクロモン骨格が極めて強い蛍光(量子収率 = 0.85)を示す化合物に変換されることも見出してきた。

2.研究の目的

本研究では、チオクロモン型光分解性化合物を用いて、従来法と比較してより詳細に生命現象を解明できる「第2世代のケージド化合物」を創成することを目的とした。上述の通り、チオクロモン型化合物は、光照射を行い、保護された化合物を放出する際に初めて、高い当光を発する化合物を、上述のケージド化合物にないまでにないが創成できると期待では、光照射により生理活性分子が機能を発現す

る時期と場所を高度に制御するだけでなく、チオクロモン型化合物が持つ、極めて強い蛍光性化合物に変換されるという最大の特長を活かして、その位置情報の可視化、並びに放出される生理活性物質量の定量解析も期待できる。このようなケージド化合物の創成が達成されると、この強い蛍光を指標としたフローサイトメトリーによる生理活性分子が機能している細胞のみをセレクションする新しい手法の開発を目指すことも目的とした。

3.研究の方法

上記の目的を達成するために、以下の項目 で研究を進めることとした。

- (1) 生理活性分子との連結によるケージド化 合物の合成
- (2) 各種反応条件下での光分解挙動の解明
- (3) ケージド化合物の細胞内におけるアンケージングの確認と細胞内蛍光強度の測定
- (4) 細胞内使用に適したチオクロモン型光分 解性化合物類縁体の開発

まず、チオクロモン型化合物がケージド化 合物へと展開できるかを検討する必要があ る。そこで、数多くの生理活性分子の中から、 活性の検出が容易なホタルルシフェリンを 選択し、我々のチオクロモン型光分解性化合 物と連結させることとした。まず、ホタルル シフェリンと効率良く連結する手法を、多様 な連結部位を有する光分解性化合物の選択 と反応条件を詳細に検討し、確立することを 目指した。次に、合成した新規ケージドルシ フェリンを用いて、まずは細胞外で光分解挙 動の詳細な検討を行った。特に、分解挙動と 副生する蛍光発光体からの蛍光挙動の相関 についても詳細な検討を行うこととした。こ の知見を基に、細胞内での光分解挙動につい ても検討を実施することとした。さらに、細 胞外、細胞内での結果を基に、必要に応じて、 チオクロモン骨格の改良も行うこととした。

これらの検討が順調に進んだ場合、フローサイトメトリーを利用したアンケージング細胞セレクション手法の確立を目指すこととした。

4.研究成果

(1) 新規ケージドルシフェリンの合成と光分 解挙動の検討

ホタルルシフェリンは ATP、マグネシウムイオン存在下において、ルシフェラーゼ酵素と酵素反応を起こすことで、化学発光体であるオキシルシフェリンへと速やかに変換されることが知られている。そこで、ホタルルシフェリンにチオクロモン型光分解性化合物を導入した新規ケージドホタルルシフェリンを合成し(図 1)、それに光照射を行って、ルシフェリンの再生を促すこととした。ルシフェリンの再生は、光照射後の溶液に

図1 ケージドホタルルシフェリンの合成

ATP、マグネシウムイオン存在下、ルシフェラーゼ酵素を添加させることで生成する、オキシルシフェリンの化学発光で確認することとした。ルシフェリン・ルシフェラーゼ反応は酵素反応であるため、オキシルシフェリンの化学発光が観測された場合、ケージドルシフェリンから元のルシフェリンが正常な形で再生していることを容易に観察することができる(図 2)。

図2 ケージドルシフェリンへの光照射と再 生するルシフェリンの検出

目的のケージドルシフェリンは、チオクロ モン型光分解化合物とルシフェリン分子を エステル結合でつなぐことで合成する計画 を立てた。種々の縮合剤を検討した結果、中 程度の収率で目的のケージドルシフェリン を合成することに成功した。次に合成したケ ージドルシフェリンへの光照射を検討した。 これまでにチオクロモン型光分解化合物を 利用した検討においては、有機溶媒を用いて 光照射を検討していた。しかしながら、細胞 内への検討を指向した場合、光脱保護を検討 するためには、水溶液中で行うことが望まれ る。そこで、0.1 %のジメチルスルホキシド を含む 100 μM ケージドルシフェリン水溶液 を調製し、細胞外での光分解挙動を検討する こととした。光照射を実施後、その溶液を化 学発光測定用のプレートに移し、そこヘルシ フェラーゼ、ATP、マグネシウムイオンを添 加し、ルミノメーターを用いてオキシルシフ ェリンの発光量を測定した(図3)。

光照射を行う前は、遮光条件と遮光無しの条件でほぼ同じ化学発光量を示した。遮光条件でも化学発光が観測された理由としては、溶液を調製した段階で、ケージドルシフェリンの一部において加水分解反応が進行しており、既にルシフェリンが再生してしまっていたためであると予想される。しかしながら、

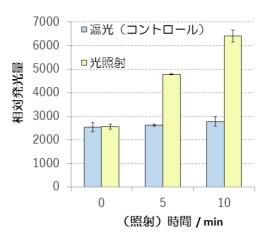


図 3 各照射時間後のオキシルシフェリンの 化学発光量

遮光条件においては、10分間放置しても化学 発光量にほとんど変化は見られなかった。こ れは、この時間では加水分解反応も含めたル シフェリンの再生反応がほとんど進行して いないことを意味している。一方、光照射を 行った場合、照射時間が長くなるにつれて、 化学発光量の増大が観測された。これは、光 照射を行うことで、ケージドルシフェリンか ら正常な形でルシフェリンが再生している ことを示しており、チオクロモン型光分解化 合物を導入したケージド化合物であっても、 水溶液中で光分解反応が良好に進行したこ とを明らかにすることができた。さらには、 副生している蛍光発光体が酵素反応を阻害 していないことも明らかとなった。蛍光発光 体の強度からの定量的な生理活性物質の放 出挙動測定については、ルシフェリン分子自 体も蛍光を発することから、本モデル実験で は評価できなかった。

次に、合成したケージドルシフェリンの細 胞内での光分解挙動を検討した。ルシフェラ -ゼを安定的に発現しているヒトの肺ガン 由来の細胞に、合成したケージドルシフェリ ンを導入した後、細胞に直接光照射を行い、 ルミノメーターを用いて化学発光量を測定 した。しかしながら、光照射前と照射後でい ずれも化学発光が確認され、さらにその発光 量はほぼ同じであった。これは、ケージドル シフェリンを細胞に導入した際、細胞内に存 在するエステラーゼ酵素により、ケージドル シフェリンの加水分解反応が速やかに進行 してしまったためであると考えられる。この 結果から、細胞内脱保護を成功させるために は、細胞内エステラーゼにより分解される懸 念をもつエステル結合を介してケージド化 合物を合成するのではなく、細胞内酵素によ リ分解される懸念の低いもしくは全く無い 結合様式によりケージド化合物を合成する 必要性が考えられる。本結果を受けて、合成 したケージドルシフェリンを使用した細胞 内光脱保護評価は困難であると判断し、これ 以上の検討は実施しなかった。

(2) 新規ケージド核酸の合成と光分解挙動の 検討

(1) の検討から、チオクロモン型化合物が ケージド化合物に展開できることが明らか となった一方で、副生する蛍光発光体を用い た生理活性物質の放出挙動の定量的な評価 と細胞内での脱保護評価は検討できなかっ た。そこで、新たなターゲット分子として核 酸分子、特にチミジンに注目した。チオクロ モン型光分解化合物をチミジンに導入する 場合、図4に示すようにエステラーゼ酵素で 分解されないエーテル結合を利用すること に加え、チミジン分子自体は蛍光を発さない ため、蛍光測定による定量的な放出挙動の変 化も評価できることが期待できる。そこで、 まずチミジンの3'位と5'位をアセチル基で保 護したアセチルチミジンにチオクロモン型 光分解化合物を導入することを試みた。

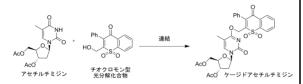


図 4 ケージドアセチルチミジンの合成

種々縮合剤や溶媒を検討することにより 中程度の収率ではあったものの目的のケー ジドアセチルチミジンの合成に成功した。そ こで、合成したケージドアセチルチミジンへ の光照射を行い、アセチルチミジンの放出挙 動について検討した。その結果、図5に示す ように、光照射時間が長くなるにつれて、蛍 光強度が強くなっていくことが確認された。

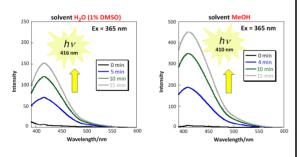


図 5 ケージドアセチルチミジンへの光照射 時の蛍光強度変化

一方で観測された蛍光波長は、我々が予想した蛍光発光体の波長とは異なるものであった。構造と反応機構を詳細に検討した結果、合成したケージドアセチルチミジンへ光照射を行うと、一度蛍光を発する中間体を生成し、その中間体にさらに光照射を行うことで、元のアセチルチミジンが再生していることが明らかとなった。

当初予想した反応機構とは異なるものの、 光照射により蛍光が観測されるとともに、元 のアセチルチミジンが再生されることが確 認できたことから、ケージドアセチルチミジ ンを有する核酸のオリゴマーを合成し、これ をアンチセンス分子とするケージドアンチセンス分子の開発と光照射によるアンチセンス分子の放出挙動について検討を行った。

ホタルルシフェラーゼを発現する mRNA のアンチセンス分子として知られている配 列のチミジン部に、我々が合成したケージド アセチルチミジンを導入した新規ケージド アンチセンス分子を業者への受託合成によ り合成した。得られたケージドアンチセンス 分子に光を照射したところ、ケージドアセチ ルチミジンへの光照射により観察された蛍 光発光挙動と同じ挙動が観測されたことか ら、ケージドアンチセンス分子においても、 一度蛍光を発する中間体が生成した後、元の アンチセンス分子が放出されることを示唆 する結果を得た。そこで、このケージドアン チセンス分子に対し、各照射時間での光照射 溶液をルシフェラーゼ発現細胞に導入した 後、そこへ、ルシフェリン、ATP、マグネシ ウムイオンを添加することで、オキシルシフ ェリンの化学発光量を測定した。この実験で は、元のアンチセンス分子が再生した場合、 ルシフェラーゼの発現が抑えられるため、観 測される化学発光量は減少することが期待 される(図6)。

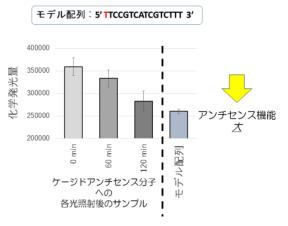


図 6 各種アンチセンス分子を導入した際の オキシルシフェリンの化学発光量

図6から明らかなように、モデル配列では 最も小さな化学発光量が観測され、アンチセ ンス分子としての機能が確認された一方、光 照射前のケージドアンチセンス分子は最も 大きな化学発光量が観測された。これは、ケ -ジドアンチセンス分子とすることで、アン チセンス分子としての機能を一時的に失っ ていることを意味している。また、光照射を 行うにつれて、化学発光量は減少し、120分 間光を照射した際には、モデル配列とほぼ同 じ化学発光量が観測された。これはケージド アンチセンス分子に光を照射することで、元 のアンチセンス分子が元の機能を有して放 出されることを示している。さらに、この挙 動が蛍光測定の結果と同様の挙動であるこ とから、生理活性分子の放出を蛍光測定で追 跡可能であることを示すことができた。

以上、本研究では、研究代表者が開発してきた新たな光分解性化合物を種々のケージド化合物として展開可能であることを示すことができた。

5. 主な発表論文等

(研究代表者、研究分担者及び連携研究者に は下線)

[雑誌論文](計2件)

- 1. Shin Hikage, Yasuo Sasaki, Terunobu Hisai, Hiroki Tanimono, Tsumoru Morimoto, Yasuhiro Nishiyama, Kiyomi Kakiuchi, "Synthesis of novel caged antisense oligonucleotides with fluorescence property" Journal of Photochemistry and Photobiology A: Chemistry, In press. 查読有, DOI: 10.1016/j.jphotochem.2016.01.007
- 2. Yasuo Sasaki, Ryo Sugiura, Yasuhiro Nishiyama, Hiroki Tanimoto, Tsumoru Morimoto, <u>Kiyomi Kakiuchi</u>, "Synthesis and evaluation of new caged compound with thiochromone derivative" *Tetrahedron*, vol.70, 2014, pp7973-7976, 查 読 有 , DOI: 10.1016/j.tet.2014.08.047

[学会発表](計21件)

- 1. 日影薪、佐々木康雄、西山靖浩、<u>垣内喜</u> 代三、「チオクロモン型光解離性保護基 を有する新規ケージドレスベラトロー ルの蛍光測定による脱保護評価」、日本 化学会第 96 春季年会、同志社大学 京田 辺キャンパス(京都府・京田辺市)、2016 年 3 月 26 日
- 2. Yasuhiro Nishiyama, Yasuo Sasaki, Shin Hikage, <u>Kiyomi Kakiuchi</u>, "Synthesis and Evaluation of Novel Caged Nucleic Acids possessing Fluorescence Property" International Symposium for Photo- and Electro-Molecular Machines, Toulouse (France), 10/7/2015
- 3. Shin Hikage, Yasuo Sasaki, Yasuhiro Nishiyama, <u>Kiyomi Kakiuchi</u>, "Synthesis and Photodeprotection of the Caged Resveratrol with Thiochromone-type Photolabile Protecting Group" 2015 年光化学討論会、大阪市立大学 杉本キャンパス(大阪府・大阪市)、2015 年 9 月 9 日
- Yasuhiro Nishiyama, Yasuo Sasaki, Shin Hikage, <u>Kiyomi Kakiuchi</u>, "Synthesis and Evaluation of Novel Caged Antisense Oligonucleotides possessing Fluorescence Property" 2015 Korea-Japan Symposium on Frontier Photoscience, Jeju (Korea),

6/28/2015

- 5. Yasuhiro Nishiyama, Yasuo Sasaki, Terunobu Hisai, Shin Hikage, <u>Kiyomi Kakiuchi</u>, "Synthesis and Evaluation of Novel Caged Antisenseoligonucleotide possessing fluorescence property", 日本化学会第 95 春季年会、日本大学 船橋キャンパス (千葉県・船橋市)、2015年3月27日
- 6. 片桐大輔、坂口さやか、米田新、出村拓、 <u>細川陽一郎</u>、「フェムト秒レーザーを用 いた植物単細胞への巨大分子の導入」、 第62回応用物理学会春季学術講演会、 東海大学 湘南キャンパス(神奈川県・平 塚市)、2015年3月12日
- 7. Yasuhiro Nishiyama, Yasuo Sasaki, Terunobu Hisai, Shin Hikage, <u>Kiyomi</u> <u>Kakiuchi</u>, "Synthesis of Novel Caged Thymidine for Caged Oligonucleotide", The 8th Asian Photochemistry Conference (APC-2014), Kovalam (India), 11/12/2014
- 8. 佐々木康雄、久井輝亘、日影薪、西山靖 浩、<u>垣内喜代三</u>、「蛍光特性を有する新 規ケージド DNA の合成と評価」、2014 年 光化学討論会、北海道大学 札幌キャ ンパス(北海道・札幌市)、2014 年 10 月 11 日
- 9. 久井輝亘、佐々木康雄、西山靖浩、<u>垣内 喜代三</u>、「蛍光発光特性を有する新規ケ ージド化合物の創成」、日本化学会第 94 春季年会、名古屋大学 東山キャンパス (愛知県・名古屋市)、2015 年 3 月 28 日
- 10. Yasuhiro Nishiyama, Yasuo Sasaki, Ryo Sugiura, Terunobu Hisai, <u>Kiyomi</u> <u>Kakiuchi</u>, "Synthesis and Evaluation of New Novel Caged Compound", 2013 Korea-Japan Symposium on Frontier Photoscience, Seoul (Korea), 11/25/2013
- 11. 佐々木康雄、西山靖浩、杉浦遼、久井輝 亘、<u>垣内喜代三</u>、「チオクロモン誘導体 を用いた新規ケージド化合物の合成と 機能評価」、2013 年 光化学討論会、愛 媛大学 城北地区(愛媛県・松山市)、2013 年 9 月 13 日

[図書](計0件)

〔産業財産権〕

出願状況(計0件)

取得状況(計0件)

[その他]

ホームページ

http://mswebs.naist.jp/LABs/kakiuchi/index-j.html

6. 研究組織

(1) 研究代表者

垣内 喜代三 (KAKIUCHI KIYOMI) 奈良先端科学技術大学院大学・物質創成

科学研究科・教授 研究者番号:60152592

(2) 研究分担者 なし

(3) 連携研究者

細川 陽一郎 (HOSOKAWA YOUICHIRO)

奈良先端科学技術大学院大学・物質創成

科学研究科・准教授 研究者番号:20448088